30.01.034

日本 国特許 JAPAN PATENT OFFICE

別紙添付の書類に記載されている事項は下記の出願書類に記載されている事項と同一であることを証明する。

This is to certify that the annexed is a true copy of the following application as filed with this Office

出願年月日

Date of Application:

2002年 1月30日

REC'D 2 8 MAR 2003

WIPO

PCT

出 願 番 号 Application Number:

特願2002-021159

[ST.10/C]:

[JP2002-021159]

出 願 人
Applicant(s):

理化学研究所

PRIORITY DOCUMENT

SUBMITTED OR TRANSMITTED IN COMPLIANCE WITH RULE 17.1(a) OR (b)

2003年 3月11日

特 許 庁 長 官 Commissioner, Japan Patent Office 人和信一路

出証番号 出証特2003-3014823

【書類名】 特許願

【整理番号】 A21046A

【提出日】 平成14年 1月30日

【あて先】 特許庁長官 殿

【発明者】

【住所又は居所】 埼玉県和光市広沢2番1号 理化学研究所内

【氏名】 高島 晶

【発明者】

【住所又は居所】 埼玉県和光市広沢2番1号 理化学研究所内

【発明者】

【住所又は居所】 神奈川県秦野市室町2-26

【特許出願人】

【識別番号】 000006792

【氏名又は名称】 理化学研究所

【代理人】

【識別番号】 100092635

【弁理士】

【氏名又は名称】 塩澤 寿夫

【選任した代理人】

【識別番号】 100096219

【弁理士】

【氏名又は名称】 今村 正純

【選任した代理人】

【識別番号】 100095843

【弁理士】

【氏名又は名称】 釜田 淳爾



【手数料の表示】

【予納台帳番号】 007663

【納付金額】

. 21,000円

【提出物件の目録】

【物件名】

明細書 1

【物件名】

図面 1

【物件名】

要約書 1

【包括委任状番号】

9607613

【プルーフの要否】

要

【書類名】 明細書

【発明の名称】 糖鎖合成酵素

【特許請求の範囲】

【請求項1】 以下の基質特異性および基質選択性を有することを特徴とする、O-glycan α2,8-シアル酸転移酵素。

基質特異性:末端にSiaα2,3(6)Gal (ここで、Siaはシアル酸を示し、Galはガラクトースを示す)構造をもつ糖を基質とする;

基質選択性:糖脂質およびN型糖鎖よりも優先的にO型糖鎖に対してシアル酸を取り込ませる:

【請求項2】 下記の何れかのアミノ酸配列を有する $O-glycan \alpha 2,8-シ$ アル酸転移酵素。

- (1) 配列表の配列番号1に記載のアミノ酸配列;又は
- (2)配列表の配列番号1に記載のアミノ酸配列において1から数個のアミノ酸の欠失、置換及び/又は付加を有するアミノ酸配列を有し、 $O-glycan \alpha 2,8-シ$ アル酸転移を触媒する活性を有するアミノ酸配列:

【請求項3】 請求項2に記載の $O-glycan \alpha 2,8-$ シアル酸転移酵素のアミノ酸配列をコードする $O-glycan \alpha 2,8-$ シアル酸転移酵素遺伝子。

【請求項4】 下記の何れかの塩基配列を有する請求項3に記載のO-glycan $\alpha 2,8-シアル酸転移酵素。$

- (1)配列表の配列番号2に記載の塩基配列中の塩基番号77番目から1270 番目で特定される塩基配列;又は
- (2)配列表の配列番号2に記載の塩基配列中の塩基番号77番目から1270番目で特定される塩基配列において1から数個の塩基の欠失、置換及び/又は付加を有する塩基配列を有し、O-glycan α2,8-シアル酸転移を触媒する活性を有する蛋白質をコードする塩基配列:

【請求項 5 】 請求項 3 または 4 に記載の O-glycan α 2,8-シアル酸転移酵素遺伝子を含む組み換えベクター。

【請求項6】発現ベクターである、請求項5に記載の組み換えベクター。

【請求項7】 請求項5または6に記載の組み換えベクターにより形質転換



された形質転換体。

【請求項8】 請求項7に記載の形質転換体を培養し培養物から請求項1または2に記載の酵素を採取することを特徴とする、請求項1または2に記載の酵素の製造方法。

【請求項9】 下記の何れかのアミノ酸配列を有するO-glycan $\alpha 2,8-シア$ ル酸転移酵素活性ドメインから成る蛋白質。

- (1) 配列表の配列番号1に記載のアミノ酸配列のアミノ酸番号26~398から成るアミノ酸配列;又は
- (2) 配列表の配列番号1に記載のアミノ酸配列のアミノ酸番号26~398から成るアミノ酸配列において1から数個のアミノ酸の欠失、置換及び/又は付加を有するアミノ酸配列を有し、 $O-glycan \alpha 2,8-シアル酸転移を触媒する活性を有するアミノ酸配列:$

【請求項10】 請求項1または2に記載の〇-glycan α 2,8-シアル酸転移 酵素の活性ドメインであるポリペプチド部分とシグナルペプチドとを含む細胞外 分泌型の蛋白であって、〇-glycan α 2,8-シアル酸転移を触媒する活性を有する 蛋白質。

【請求項11】 請求項9又は10に記載の蛋白質をコードする遺伝子。

【請求項12】 請求項11に記載の遺伝子を含む組み換えベクター。

【請求項13】 発現ベクターである、請求項12に記載の組み換えベクタ

【請求項14】 請求項12または13に記載の組み換えベクターにより形質転換された形質転換体。

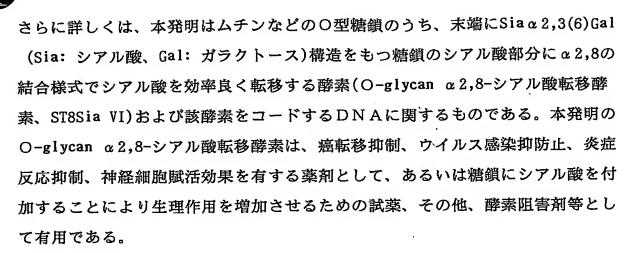
【請求項15】 請求項14に記載の形質転換体を培養し培養物から請求項9または10に記載の蛋白質を採取することを特徴とする、請求項9または10に記載の蛋白質の製造方法。

【発明の詳細な説明】

[0001]

【産業上の利用分野】

本発明は糖鎖合成酵素および該酵素をコードするDNAに関するものである。



[0002]

【従来技術】

シアル酸は、たとえば細胞-細胞間伝達、細胞基質相互作用、細胞接着などの重要な生理作用を司る物質である。発生、分化の過程に特異的な、あるいは臓器特異的なシアル酸含有糖鎖の存在が知られている。シアル酸は糖タンパク質および糖脂質の糖鎖部分の末端位置に存在しており、これらの部位へのシアル酸の導入は、酵素的にCMP-Siaからの転移によってなされる。

[0003]

このシアル酸の酵素的導入(シアル酸転移)を担う酵素は、シアル酸転移酵素 (sialyltransferase)と呼ばれるグリコシルトランスフェラーゼ類である。ほ乳類では現在までに18種類のシアル酸転移酵素の存在が知られているが、これらはシアル酸の転移様式から4つのファミリーに大別される (Tsuji, S. (1996) J. Bi ochem. 120, 1–13)。 すなわち、 α 2,3の結合様式でガラクトースにシアル酸を転移する α 2,3-シアル酸転移酵素 (ST3Gal-ファミリー)、 α 2,6の結合様式でガラクトースにシアル酸を転移する α 2,6-シアル酸転移酵素 (ST6Gal-ファミリー)、 α 2,6の結合様式でN-アセチルガラクトサミンにシアル酸を転移する α 2,6-シアル酸転移酵素 (ST6GalNAc-ファミリー)、および α 2,8の結合様式でシアル酸にシアル酸を転移する α 2,8-シアル酸転移酵素 (ST8Sia-ファミリー)である。

[0004]

このうちα2,8-シアル酸転移酵素については現在までに5種類の酵素(ST8Sia I-V)についてcDNAクローニングが行われており、その酵素学的諸性質も明らかに

なっている(Yamamoto, A. et al. (1996) J. Neurochem. 66, 26-34; Kojima, N . et al. (1995) FEBS Lett. 360, 1-4; Yoshida, Y. et al. (1995) J. Biol. Chem. 270, 14628-14633; Yoshida, Y. et al. (1995) J. Biochem. 118, 658-6 64; Kono, M. et al. (1996) J. Biol. Chem. 271, 29366-29371). ST8Sia I ガングリオシドのGD3合成酵素であり、ST8Sia Vは同じくガングリオシドのGD1c, GT1a, GQ1b, GT3などを合成する酵素である。ST8Sia II, IVは神経細胞接着分 子(NCAM)のN型糖鎖上にポリシアル酸を合成する酵素である。ST8Sia IIIは糖タ ンパク質のN型糖鎖および糖脂質に見いだされるSia α 2,3Gal β 1,4GlcNAc (GlcN Ac: N-アセチルグルコサミン)構造にシアル酸を転移する酵素である。これらの 酵素はいずれも糖脂質あるいはN型糖鎖を好ましい基質としており、O型糖鎖に 対する活性は、NCAMの一つのアイソフォームに見いだされる〇型糖鎖上にST8Sia II, IVがオリゴシアル酸/ポリシアル酸を合成する例と、脂肪細胞特異的糖タン パク質AdipoQのO型糖鎖にST8SiaIIIが作用する例が報告されているだけである (Suzuki, M. et al. (2000) Glycobiology 10, 1113;及びSato C, et al. (20 01) J.Biol.Chem. 276, 28849-28856)。すなわち今までに報告されてきている α2,8-シアル酸転移酵素は、通常Ο型糖鎖を好ましい基質としてはおらず、これ を好ましい基質とするα2,8-シアル酸転移酵素の存在は知られていなかった。 [0005]

【発明が解決しようとする課題】

上記した通り、今までに知られているα2,8-シアル酸転移酵素は5種類存在するが、これらはいずれもN型糖鎖をもつ糖タンパク質またはガングリオシドなどの糖脂質を主な基質とし、O型糖鎖をもつ糖タンパク質に対しては活性を全く示さないか、限定的な活性を示すだけであった。本発明は、この問題を解決し、O型糖鎖に対し高い活性を示す新規なO-glycan α2,8-シアル酸転移酵素を提供することを解決すべき課題とした。また、本発明は、O-glycan α2,8-シアル酸転移酵素をコードするcDNAをクローニングし、該O-glycan α2,8-シアル酸転移酵素をコードするDNA 配列および該酵素のアミノ酸配列を提供することを解決すべき課題とした。さらに本発明は、上記のO-glycan α2,8-シアル酸転移酵素の特遣のうち、活性に係わる部分を大量に蛋白として発現させることを解決すべき



[0006]

【課題を解決するための手段】

本発明者は、上記の課題を解決すべく鋭意努力し、マウス脳及び心臓の各cDNAライブラリーをスクリーニングし、またマウス腎臓由来cDNAを鋳型としたPCRを行うことにより、O-glycan α2,8-シアル酸転移酵素をコードするcDNAをクローニングすることに成功し、本発明を完成するに至った。

即ち、本発明によれば、以下の基質特異性および基質選択性を有することを特徴とする、O-glycan α2,8-シアル酸転移酵素が提供される。

基質特異性:末端に $Sia \alpha 2,3(6)$ Gal (ここで、Siaはシアル酸を示し、Galはガラクトースを示す)構造をもつ糖を基質とする;

基質選択性:糖脂質およびN型糖鎖よりも優先的にO型糖鎖に対してシアル酸を取り込ませる:

[0007]

好ましくは、本発明により、下記の何れかのアミノ酸配列を有するO-glycan $\alpha 2,8-シアル酸転移酵素が提供される。$

- (1)配列表の配列番号1に記載のアミノ酸配列;又は
- (2)配列表の配列番号1に記載のアミノ酸配列において1から数個のアミノ酸の欠失、置換及び/又は付加を有するアミノ酸配列を有し、 $O-glycan \alpha 2,8-シ$ アル酸転移を触媒する活性を有するアミノ酸配列:

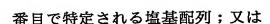
[0008]

本発明の別の側面によれば、上記した本発明の $O-glycan \alpha 2,8-$ シアル酸転移酵素のアミノ酸配列をコードする $O-glycan \alpha 2,8-$ シアル酸転移酵素遺伝子が提供される。

[0009]

好ましくは、本発明により、下記の何れかの塩基配列を有する $O-glycan \alpha 2$, 8-シアル酸転移酵素が提供される。

(1)配列表の配列番号2に記載の塩基配列中の塩基番号77番目から1270



(2)配列表の配列番号2に記載の塩基配列中の塩基番号77番目から1270番目で特定される塩基配列において1から数個の塩基の欠失、置換及び/又は付加を有する塩基配列を有し、O-glycan α2,8-シアル酸転移を触媒する活性を有する蛋白質をコードする塩基配列:

[0010]

本発明のさらに別の側面によれば、上記した本発明の〇-glycan α2,8-シアル酸転移酵素遺伝子を含む組み換えベクター(好ましくは、発現ベクター);上記した組み換えベクターにより形質転換された形質転換体;並びに上記した形質転換体を培養し培養物から本発明の酵素を採取することを特徴とする本発明の酵素の製造方法が提供される。

[0011]

本発明のさらに別の側面によれば、下記の何れかのアミノ酸配列を有するO-g lycan $\alpha 2,8$ -シアル酸転移酵素活性ドメインから成る蛋白質が提供される。

- (1) 配列表の配列番号1に記載のアミノ酸配列のアミノ酸番号26~398から成るアミノ酸配列;又は
- (2) 配列表の配列番号1に記載のアミノ酸配列のアミノ酸番号26~398から成るアミノ酸配列において1から数個のアミノ酸の欠失、置換及び/又は付加を有するアミノ酸配列を有し、 $O-glycan \alpha 2,8-シアル酸転移を触媒する活性を有するアミノ酸配列:$

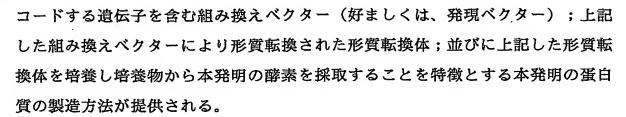
[0012]

本発明のさらに別の側面によれば、本発明のO-glycan α 2,8-シアル酸転移酵素の活性ドメインであるポリペプチド部分とシグナルペプチドとを含む細胞外分泌型の蛋白であって、O-glycan α 2,8-シアル酸転移を触媒する活性を有する蛋白質が提供される。

本発明のさらに別の側面によれば、上記した本発明の細胞外分泌型の蛋白質をコードする遺伝子が提供される。

[0013]

本発明のさらに別の側面によれば、上記した本発明の細胞外分泌型の蛋白質を



[0014]

【発明の実施の形態】

以下、本発明の実施態様及び実施方法について詳細に説明する。

(1) 本発明の酵素及び蛋白質

本発明のO-glycan α2,8-シアル酸転移酵素は、以下の基質特異性および基質 選択性を有することを特徴とする。

基質特異性:末端に $Sia \alpha 2,3(6)Gal$ (ここで、Siaはシアル酸を示し、<math>Galはガラクトースを示す)構造をもつ糖を基質とする;

基質選択性:糖脂質およびN型糖鎖よりも優先的にO型糖鎖に対してシアル酸を取り込ませる:

[0015]

上記した基質特異性及び基質選択性は、本明細書に記載した実施例で取得されたマウス由来の $O-glycan\ \alpha\ 2,8-$ シアル酸転移酵素について実証された性質である。本発明の $O-glycan\ \alpha\ 2,8-$ シアル酸転移酵素の由来はマウス由来のものに限定されるものではなく、同型の $O-glycan\ \alpha\ 2,8-$ シアル酸転移酵素が他の哺乳類の組織に存在し、かつ、それらの $O-glycan\ \alpha\ 2,8-$ シアル酸転移酵素が互いに高度の相同性を有していることは当業者に容易に理解される。

[0016]

このようなO-glycan α2,8-シアル酸転移酵素は、上記した基質特異性及び基質選択性を有することを特徴とするものであり、すべて本発明の範囲に属するものである。

このような酵素としては、哺乳類組織由来の天然型酵素やその変異体、または以下の実施例で作製したようなO-glycan α2,8-シアル酸転移を触媒し、遺伝子組み換え技術により製造された細胞外分泌型蛋白質などを挙げることができるが、これらはいずれも本発明の範囲に包含されるものである。

[0017]

本発明のO-glycan $\alpha 2,8-シアル酸転移酵素の一例としては、下記の何れかのアミノ酸配列を有する<math>O-glycan$ $\alpha 2,8-シアル酸転移酵素が挙げられる。$

- (1) 配列表の配列番号1に記載のアミノ酸配列;又は
- (2)配列表の配列番号1に記載のアミノ酸配列において1から数個のアミノ酸の欠失、置換及び/又は付加を有するアミノ酸配列を有し、 $O-glycan \alpha 2,8-シ$ アル酸転移を触媒する活性を有するアミノ酸配列:

[0018]

さらに、本発明のO-glycan α2,8-シアル酸転移酵素の活性ドメイン、あるいはそのアミノ酸配列の一部を改変又は修飾して得られるO-glycan α2,8-シアル酸転移酵素活性を有する蛋白質は全て本発明の範囲に包含されることを理解すべきである。このような活性ドメインの好ましい例としては、配列表の配列番号1に記載したアミノ酸配列の26~398により特定されるO-glycan α2,8-シアル酸転移酵素の活性ドメインを挙げることができる。また、配列表の配列番号1に記載したアミノ酸配列の26~100前後までの配列はステムと呼ばれる領域なので活性には必ずしも必須ではないと考えられる。従って、配列表の配列番号1に記載したアミノ酸配列の101~398の領域をO-glycan α2,8-シアル酸転移酵素の活性ドメインとして使用してもよい。

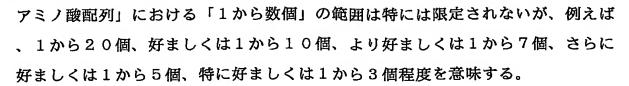
[0019]

即ち、本発明によれば、下記の何れかのアミノ酸配列を有する $O-glycan \alpha 2$, 8-シアル酸転移酵素活性ドメインから成る蛋白質が提供される。

- (1)配列表の配列番号1に記載のアミノ酸配列のアミノ酸番号26~398か ら成るアミノ酸配列;又は
- (2) 配列表の配列番号 1 に記載のアミノ酸配列のアミノ酸番号 2 6~3 9 8 から成るアミノ酸配列において 1 から数個のアミノ酸の欠失、置換及び/又は付加を有するアミノ酸配列を有し、 $O-glycan \alpha 2,8-シアル酸転移を触媒する活性を有するアミノ酸配列:$

[0020]

本明細書で言う「1から数個のアミノ酸の欠失、置換及び/又は付加を有する



[0021]

本発明の酵素又は蛋白質の取得方法については特に制限はなく、化学合成により合成した蛋白質でもよいし、遺伝子組み換え技術により作製した組み換え蛋白質でもよい。

組み換え蛋白質を作製する場合には、先ず当該蛋白質をコードするDNAを入手することが必要である。本明細書の配列表の配列番号1に記載したアミノ酸配列、及び配列番号2に記載した塩基配列の情報を利用することにより適当なプライマーを設計し、それらを用いて適当なcDNAライブラリーを鋳型にしてPCRを行うことにより、本発明の酵素をコードするDNAを取得することができる

例えば、 配列番号1に記載のアミノ酸配列を有するO-glycan α2,8-シアル 酸転移酵素をコードするcDNAの単離する方法は以下の実施例に詳細に説明されている。もっとも、本発明のO-glycan α2,8-シアル酸転移酵素をコードするcDNA の単離方法はこれらの方法に限定されることはなく、当業者は下記の実施例に記載された方法を参照しつつ、この方法を適宜修飾ないし変更することにより、容易に目的のcDNAを単離することができる。

[0022]

また、本発明の酵素をコードするDNAの一部の断片を上記したPCRにより得た場合には、作製したDNA断片を順番に遺伝子組み換え技術により連結することにより、所望の酵素をコードするDNAを得ることができる。このDNAを適当な発現系に導入することにより、本発明の酵素を産生することができる。発現系での発現については本明細書中後記する。

[0023]

さらに、本発明のO-glycan $\alpha 2,8-シ$ アル酸転移酵素の活性ドメインであるポリペプチド部分とシグナルペプチドとを含む細胞外分泌型の蛋白であって、O-glycan $\alpha 2,8-シ$ アル酸転移を触媒する活性を有する蛋白質も本発明に含まれる。



[0024]

本発明のO-glycan α 2,8-シアル酸転移酵素は、発現後に細胞内に留まり、細胞外に分泌されない場合がある。また、細胞内濃度が一定以上になると、酵素の発現量が低下するという可能性がある。上記のO-glycan α 2,8-シアル酸転移酵素のO-glycan α 2,8-シアル酸転移活性を有効に利用するために、本酵素の活性を維持し、かつ発現時に細胞から分泌される可溶性形態の蛋白を製造することができる。このような蛋白としては、本発明のO-glycan α 2,8-シアル酸転移酵素の活性に関与する O-glycan α 2,8-シアル酸転移酵素の活性ドメインであるポリペプチド部分とシグナルペプチドとを含む細胞外分泌型の蛋白であって、O-glycan α 2,8-シアル酸転移を触媒する蛋白質を挙げることができる。例えば、本明細書に記載されたプロテインAとの融合蛋白は本発明の分泌型蛋白の好ましい態様である。

[0025]

これまでにクローニングされたシアル酸転移酵素は、他のグリコシルートランスフェラーゼと同様のドメイン構造を有している。すなわち、NH₂ 末端の短い細胞質中尾部、疎水性のシグナルアンカードメイン、蛋白分解感受性を有するステム(stem)領域、及び COOH-末端の大きな活性ドメインを有する(Paulson, J.C. and Colley, K.J., J. Biol. Chem., 264, 17615-17618, 1989)。本発明の O-glycan α2,8-シアル酸転移酵素の経膜ドメインの位置を調べるためには、カイト及びドゥーリトル(Kyte, J. and Doolittle, R.F., J. Mol.Biol., 157, 105-132, 1982)の方法に従って作成した疎水性分布図を利用することができる。また、活性ドメイン部分の推定には、各種のフラグメントを導入した組換えプラスミドを作成して利用することができる。このような方法の一例は、例えばPCT/JP94/02182号の明細書に詳細に記載されているが、経膜ドメインの位置の確認や活性ドメイン部分の推定方法は、この方法に限定されることはない。

[0026]

O-glycan α2,8-シアル酸転移酵素の活性ドメインであるポリペプチド部分と シグナルペプチドとを含む細胞外分泌型の蛋白の製造のためには、例えばシグナ ルペプチドとして免疫グロブリンシグナルペプチド配列を用い、O-glycan α2, 8-シアル酸転移酵素の活性ドメインに対応する配列を該シグナルペプチドにインフレーム融合させればよい。このような方法としては、例えば、ジョブリンの方法(Jobling, S.A. and Gehrke, L., Nature(Lond.), 325, 622-625, 1987) を利用することができる。また、本明細書の実施例に詳細に説明されているように、プロテインAとの融合蛋白を製造してもよい。もっとも、シグナルペプチドの種類やシグナルペプチドと活性ドメインの結合方法、または可溶化の方法は上記方法に限定されることはなく、当業者は、O-glycan α2,8-シアル酸転移酵素の活性ドメインであるポリペプチド部分を適宜選択することができるし、それらを利用可能な任意のシグナルペプチドと適宜の方法により結合することにより細胞外分泌型の蛋白を製造することができる。

[0027]

(2) 本発明の遺伝子

本発明によれば、本発明の $O-glycan \alpha 2,8-$ シアル酸転移酵素のアミノ酸配列をコードする遺伝子が提供される。

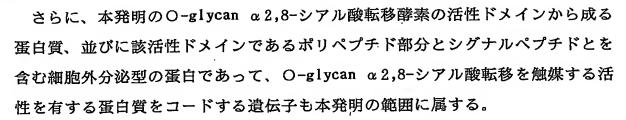
本発明のO-glycan α2,8-シアル酸転移酵素のアミノ酸配列をコードする遺伝子の具体例としては、下記の何れかの塩基配列を有する遺伝子が挙げられる。

- (1)配列表の配列番号2に記載の塩基配列中の塩基番号77番目から1270 番目で特定される塩基配列;又は
- (2)配列表の配列番号2に記載の塩基配列中の塩基番号77番目から1270番目で特定される塩基配列において1から数個の塩基の欠失、置換及び/又は付加を有する塩基配列を有し、O-glycan α2,8-シアル酸転移を触媒する活性を有する蛋白質をコードする塩基配列:

[0028]

本明細書で言う「1から数個の塩基の欠失、置換及び/又は付加を有する塩基配列」における「1から数個」の範囲は特には限定されないが、例えば、1から60個、好ましくは1から30個、より好ましくは1から20個、さらに好ましくは1から10個、さらに好ましくは1から5個、特に好ましくは1から3個程度を意味する。

[0029]



[0030]

本発明の遺伝子の取得方法は上述した通りである。

また、所定の核酸配列に所望の変異を導入する方法は当業者に公知である。例えば、部位特異的変異誘発法、縮重オリゴヌクレオチドを用いるPCR、核酸を含む細胞の変異誘発剤又は放射線への露出等の公知の技術を適宜使用することによって、変異を有するDNAを構築することができる。このような公知の技術は、例えば、Molecular Cloning: A laboratory Mannual, 2nd Ed., Cold Spring Harbor Laboratory, Cold Spring Harbor, NY.,1989、並びにCurrent Protocols in Molecular Biology, Supplement 1~38, John Wiley & Sons (1987-1997)に記載されている。

[0031]

(3) 本発明の組み換えベクター

本発明の遺伝子は適当なベクター中に挿入して使用することができる。本発明で用いるベクターの種類は特に限定されず、例えば、自立的に複製するベクター (例えばプラスミド等)でもよいし、あるいは、宿主細胞に導入された際に宿主細胞のゲノムに組み込まれ、組み込まれた染色体と共に複製されるものであってもよい。

好ましくは、本発明で用いるベクターは発現ベクターである。発現ベクターにおいて本発明の遺伝子は、転写に必要な要素(例えば、プロモーター等)が機能的に連結されている。プロモータは宿主細胞において転写活性を示すDNA配列であり、宿主の種類に応じて適宜選択することができる。

[0032]

細菌細胞で作動可能なプロモータとしては、バチルス・ステアロテルモフィルス・マルトジェニック・アミラーゼ遺伝子(Bacillus stearothermophilus malto genic amylase gene)、バチルス・リケニホルミスαアミラーゼ遺伝子(Bacillus



licheniformis alpha-amylase gene)、バチルス・アミロリケファチエンス・BA Nアミラーゼ遺伝子(Bacillus amyloliquefaciens BAN amylase gene)、バチルス・サブチリス・アルカリプロテアーゼ遺伝子(Bacillus Subtilis alkaline pro tease gene) もしくはバチルス・プミルス・キシロシダーゼ遺伝子(Bacillus pum ilus xylosldase gene)のプロモータ、またはファージ・ラムダの P_R 若しくは P_L プロモータ、大腸菌の lac、trp若しくはtacプロモータなどが挙げられる。

[0033]

哺乳動物細胞で作動可能なプロモータの例としては、SV40プロモータ、MT-1 (メタロチオネイン遺伝子) プロモータ、またはアデノウイルス2主後期プロモータなどがある。昆虫細胞で作動可能なプロモータの例としては、ポリヘドリンプロモータ、P10プロモータ、オートグラファ・カリホルニカ・ポリヘドロシス塩基性タンパクプロモータ、バキュウロウイルス即時型初期遺伝子1プロモータ、またはバキュウロウイルス39K遅延型初期遺伝子プロモータ等がある。酵母宿主細胞で作動可能なプロモータの例としては、酵母解糖系遺伝子由来のプロモータ、アルコールデヒドロゲナーゼ遺伝子プロモータ、TPI1プロモータ、ADH2-4cプロモータなどが挙げられる。

糸状菌細胞で作動可能なプロモータの例としては、ADH3プロモータまたは tpiAプロモータなどがある。

[0034]

また、本発明のDNAは必要に応じて、例えばヒト成長ホルモンターミネータまたは真菌宿主についてはTPI1ターミネータ若しくはADH3ターミネータのような適切なターミネータに機能的に結合されてもよい。本発明の組み換えベクターは更に、ポリアデニレーションシグナル(例えばSV40またはアデノウイルス5E1b領域由来のもの)、転写エンハンサ配列(例えばSV40エンハンサ)および翻訳エンハンサ配列(例えばアデノウイルス VA RNA をコードするもの)のような要素を有していてもよい。

本発明の組み換えベクターは更に、該ベクターが宿主細胞内で複製することを可能にするDNA配列を具備してもよく、その一例としてはSV40複製起点(宿主細胞が哺乳類細胞のとき)が挙げられる。



[0035]

本発明の組み換えベクターはさらに選択マーカーを含有してもよい。選択マーカーとしては、例えば、ジヒドロ葉酸レダクターゼ(DHFR)またはシゾサッカロマイセス・ポンベTPI遺伝子等のようなその補体が宿主細胞に欠けている遺伝子、または例えばアンピシリン、カナマイシン、テトラサイクリン、クロラムフェニコール、ネオマイシン若しくはヒグロマイシンのような薬剤耐性遺伝子を挙げることができる。

本発明のDNA、プロモータ、および所望によりターミネータおよび/または 分泌シグナル配列をそれぞれ連結し、これらを適切なベクターに挿入する方法は 当業者に周知である。

[0036]

(4) 本発明の形質転換体及びそれを用いた蛋白質の製造

本発明のDNA又は組み換えベクターを適当な宿主に導入することによって形質転換体を作製することができる。

本発明のDNAまたは組み換えベクターを導入される宿主細胞は、本発明のDNA構築物を発現できれば任意の細胞でよく、細菌、酵母、真菌および高等真核細胞等が挙げられる。

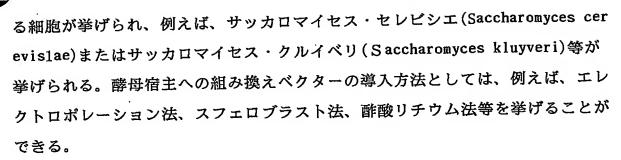
[0037]

細菌細胞の例としては、バチルスまたはストレプトマイセス等のグラム陽性菌 又は大腸菌等のグラム陰性菌が挙げられる。これら細菌の形質転換は、プロトプ ラスト法、または公知の方法でコンピテント細胞を用いることにより行えばよい

哺乳類細胞の例としては、HEK293細胞、HeLa細胞、COS細胞、BHK細胞、CHL細胞またはCHO細胞等が挙げられる。哺乳類細胞を形質転換し、該細胞に導入されたDNA配列を発現させる方法も公知であり、例えば、エレクトロポーレーション法、リン酸カルシウム法、リポフェクション法等を用いることができる。

[0038]

酵母細胞の例としては、サッカロマイセスまたはシゾサッカロマイセスに属す



[0039]

他の真菌細胞の例は、糸状菌、例えばアスペルギルス、ニューロスポラ、フザリウム、またはトリコデルマに属する細胞である。宿主細胞として糸状菌を用いる場合、DNA構築物を宿主染色体に組み込んで組換え宿主細胞を得ることにより形質転換を行うことができる。DNA構築物の宿主染色体への組み込みは、公知の方法に従い、例えば相同組換えまたは異種組換えにより行うことができる。

[0040]

昆虫細胞を宿主として用いる場合には、組換え遺伝子導入ベクターおよびバキュロウイルスを昆虫細胞に共導入して昆虫細胞培養上清中に組換えウイルスを得た後、さらに組換えウイルスを昆虫細胞に感染させ、蛋白質を発現させることができる(例えば、Baculovirus Expression Vectors, A Laboratory Manual;及びカレント・プロトコールズ・イン・モレキュラー・バイオロジー、Bio/Technology, 6, 47(1988)等に記載)。

[0041]

バキュロウイルスとしては、例えば、ヨトウガ科昆虫に感染するウイルスであるアウトグラファ・カリフォルニカ・ヌクレアー・ポリヘドロシス・ウイルス(Autographa californica nuclear polyhedrosis virus)等を用いることができる

昆虫細胞としては、Spodoptera frugiperdaの卵巣細胞であるSf9、Sf2 1 [バキュロウイルス・エクスプレッション・ベクターズ、ア・ラボラトリー・マニュアル、ダブリュー・エイチ・フリーマン・アンド・カンパニー(W. H. Freeman and Company)、ニューヨーク(New York)、(1992)]、Trichoplusia niの卵巣細胞であるHiFive(インビトロジェン社製)等を用いることができる。

組換えウイルスを調製するための、昆虫細胞への組換え遺伝子導入ベクターと



上記バキュロウイルスの共導入方法としては、例えば、リン酸カルシウム法又は リポフェクション法等を挙げることができる。

[0042]

上記の形質転換体は、導入されたDNA構築物の発現を可能にする条件下で適切な栄養培地中で培養する。形質転換体の培養物から、本発明の酵素を単離精製するには、通常の蛋白質の単離、精製法を用いればよい。

例えば、本発明の酵素が、細胞内に溶解状態で発現した場合には、培養終了後、細胞を遠心分離により回収し水系緩衝液に懸濁後、超音波破砕機等により細胞を破砕し、無細胞抽出液を得る。該無細胞抽出液を遠心分離することにより得られた上清から、通常の蛋白質の単離精製法、即ち、溶媒抽出法、硫安等による塩析法、脱塩法、有機溶媒による沈殿法、ジエチルアミノエチル(DEAE)セファロース等のレジンを用いた陰イオン交換クロマトグラフィー法、S-Sepharose FF(ファルマシア社製)等のレジンを用いた陽イオン交換クロマトグラフィー法、ブチルセファロース、フェニルセファロース等のレジンを用いた疎水性クロマトグラフィー法、分子篩を用いたゲルろ過法、アフィニティークロマトグラフィー法、クロマトフォーカシング法、等電点電気泳動等の電気泳動法等の手法を単独あるいは組み合わせて用い、精製標品を得ることができる。

以下の実施例により本発明をさらに具体的に説明するが、本発明は実施例によって限定されるものではない。

[0043]

【実施例】:

本発明の具体例に用いた試薬、試料類は以下の通りである。Fetuin、 asialof etuin、bovine submaxillary mucin (BSM)、 a 1-acid glycoprotein、 ovomucoid, lactosyl ceramide (LacCer), GM3、GM1a、GD1a、GD1b、GT1b、CMP-NeuAc、6'-sialyllactose、3'-sialyl-N-acetyllactosamine、及びTriton CF-54はSigma社から購入した。3'-sialyllactose、及び 6'-sialyl-N-acetyllactosamineはCalbiochem社から購入した。N-アセチルノイラミン酸(NeuAc), GM4, Gal, N-アセチルガラクトサミン(GalNAc)は和光純薬から購入した。GD3は雪印乳業から購入した。GD1bはAlexis Biochemicals社から購入した。CMP-[¹⁴C]-NeuAc (12.0 GBq

/mmol)はAmersham Pharmacia Biotech社から購入した。シアリダーゼ(NANase II , III)はGlyko Inc社から購入した。N-glycanase (Glycopeptidase F)は宝酒造から購入した。[α-³²P] dCTPはNEN社から購入した。GM1b,およびそのpositional analogであるGSC-68,2,3-sialylparagloboside (2,3-SPG),2,6-sialylparagloboside (2,6-SPG)は木曽真教授(岐阜大学農学部)から、NeuAcα2,3Gal, NeuAcα2,6Galは石田秀樹博士(野口研究所)から寄贈されたものを使用した。抗GD3モノクローナル抗体KM641は協和発酵、設楽研也、花井陳雄両博士から寄贈されたものを使用した。Peroxidase-conjugated AffiniPure goat anti-mouse IgG+IgM(H+L)はJackson Immno Research社から購入した。BSM,α1-acid glycoprotein,ovomucoidの脱シアル化(アシアロ)糖タンパク質は、これらを0.02N HCl中80度、1時間で処理することにより調製した。

[0044]

マウスシアル酸転移酵素ST8Sia Vのアミノ酸配列を用いて、これと相同性を示 す新規シアル酸転移酵素をコードしているクローンをNational Center for Biot echnology Informationのexpressed sequence tag (dbEST)のデータベースで検 索したところ、GenBankTM accession Nos. BE633149, BE686184, BF730564の各 クローンが得られた。これらの塩基配列情報をもとに2種類の合成DNA,5'-CTTTT CTGGAGAACTAAAGG-3'(図1の塩基番号1001-1020に相当)(配列番号3),5'-AATTGC AGTTTGAGGATTCC-3' (図1の塩基番号1232-1251の相補鎖に相当)(配列番号4)を作 製し、Israelの方法に従い(Israel, D. I. (1993) Nucleic Acids Res. 21, 262 7-2631)、ポリメラーゼ連鎖反応法(PCR)を利用してマウス脳および心臓の各cDNA ライブラリーをスクリーニングしたところ、新規シアル酸転移酵素の一部をコー ドしているクローンがそれぞれのcDNAライブラリーから1個ずつ得られた。全長 クローンを得るため、さらに2種類の合成DNA, 5'-TGGCTCAGGATGAGATCGGG-3'(図 1の塩基番号68-87に相当)(配列番号 5), 5'-TACTAGCGCTCCCTGTGATTGG-3'(図1 の塩基番号725-746の相補鎖に相当)(配列番号 6)を作製し、マウス腎臓由来cD NAを鋳型としてPCR法により両合成DNA間部分のDNAを増幅した。この増幅断片と マウス脳cDNAライブラリーから得られたクローンを連結することにより、全長ク ローンを得た。このcDNAは398アミノ酸からなる予測分子量45,399のII型膜タン



パク質をコードする単一の翻訳領域を有していた。またそのアミノ酸配列にはシアル酸転移酵素に保存されているシアリルモチーフが存在していた。本タンパク質は既知マウスシアル酸転移酵素の中ではST8Sia I, Vとそれぞれアミノ酸レベルで42.0%, 38.3%の相同性を示した(図2)。なお以下に示すようにこのタンパク質は α 2,8-シアル酸転移酵素活性を有していたことから、これを本発明の0-glycan α 2,8-シアル酸転移酵素 ST8Sia VIと命名した。

[0045]

本タンパク質の酵素学的諸性質を調べるため、分泌型タンパク質の製造を行った。それぞれXhoIサイトを含む2種類の合成DNA,5'-TGCTCTCGAGCCCAGCCGACGCGCC TGCCC-3'(図1の塩基番号141-170に相当)(配列番号7),5'-TATTCTCGAGCTAAGA AACGTTAAGCCGTT-3'(図1の塩基番号1263-1293の相補鎖に相当)(配列番号8)を用い、クローニングした全長cDNAを鋳型としてPCR法により、ST8Sia VIの活性ドメインをコードするDNA断片を増幅した。これをXhoIで切断後、哺乳動物発現ベクターpcDSAのXhoIサイトに挿入した。この発現ベクターをpcDSA-ST8Sia VIと命名した。これはマウス免疫グロブリンIgMのシグナルペプチドとStaphylococcus aureus protein A,およびST8Sia VIの活性ドメインの分泌型融合タンパク質をコードする。pcDSA-ST8Sia VIとリポフェクトアミン(Invitrogen)を用いてCOS-7細胞でその一過性発現を行った(Kojima, N. et al. (1995) FEBS Lett. 360, 1-4)。ここでpcDSA-ST8Sia VIと命名した。PA-ST8Sia VIはIgG-Sepharose (Amersham Pharmacia Biotech社)に吸着させて培地より回収した。

[0046]

シアル酸転移酵素活性はLeeらの方法に準じて以下のように行った(Lee, Y.-C. et al. (1999) J. Biol. Chem. 274, 11958-11967)。50 mM MESバッファー(pH 6.0), 1 mM MgCl $_2$, 1 mM CaCl $_2$, 0.5% Triton CF-54, 100 μ M CMP-[14 C]-NeuAc, 受容体糖鎖(糖脂質の場合は0.5 mg/ml, 糖タンパク質、オリゴ糖は1 mg/mlになるように添加),およびPA-ST8Sia VI懸濁液を含む反応液(10 μ 1)を37度で3-2 0時間インキュベートし、その後、糖脂質についてはC-18カラム(Sep-Pak Vac 10 0 mg; Waters社)を用いて精製したものを試料として、オリゴ糖、糖タンパク質

については反応産物をそのまま試料として解析を行った。オリゴ糖、糖脂質はシリカゲル60HPTLCプレート(Merck社)にスポットし、エタノール:ピリジン:n-ブタノール:水:酢酸=100:10:30:3の展開溶媒(オリゴ糖用)またはクロロホルム:メタノール:0.02% CaCl2=55:45:10の展開溶媒(糖脂質用)で展開した。糖タンパク質の場合はSDS-ポリアクリルアミドゲル電気泳動によって解析を行った。これらの放射活性をBAS2000ラジオイメージアナライザー(フジフィルム)で可視化し、定量した。

表1にPA-ST8Sia VIの基質特異性を示す。

[0047]



【表1】

以表示状态	化夹的次 維语	相对话性 (%)
人力を形成していませ		8
Retain	NeuAcc2_3Galß1,3GalNAc-O-Sc1Thr NeuAcc2_3Galß1,3(NeuAcc2,6)GalNAc-O-Sc1Thr	3
	Neuacc2,6(3)Galb1,4Gicnac-R	0
Asialofemin	NeuAcc2,6(3)Galß1,4GlcNAc-R	00
Asialo- al-Acid glycoprotein		375
BSM	NeuAcot, 60ainAc-O-Set in GignAcbi, 3(NeuAcot, 6) GainAc-O-Set Tht	C
Asialo-BSM	No. A con 2 Could Affich A C. R	62
Ovomucota Asialoovomucoid		
		0
Lactosylceramide	Galf1,4Gicβ1-Cer	1.0
GM4	NeuAcc2,3GalB1-Cer	13.0
GM3	NeuAcott, 3Gaight, 4Globil - Cer	0
GM1a	Galg1,3GalNAc61,4(NeuAcd2,3)Julg1,4Julp1,4Ca	0.0
GDia	Neudoczej Jugain Acpt, 4 (neumacz) Zaprze Ce	0
GD3	NeurAcr2,8NeurAcr2,3daip1,4dicp1-ca	0
GDIb	Gabl.3GaINAcpl.4(NetlAcut.mvet.put.put.put.put.put.put.put.put.put.pu	1.1
GT16	NeuAcotz, 8Galbl., 3Galbl., 4Galbl., 4Galbl., 4Galbl., 4Glcbl., Cer	0
GQ1b	NeuAcaz SneuAcaz Surviva Araba	1.0
GMID	NeuAca23/Gabb, 3/Gamracp1, 4/Gabb1, 4/Gabb1, 7/Gabb1, 7/G	5.6
GSC-68	NeuAcat John Strate And	3.5
2,3-SPG	NeuAca2,3Galb1,4GcnAcb1,5Galb1,4Gcsp1,7Gcsp1,7Gcsp1,7Gcsp1,7Gcsp1,4Gcsp1	0.98
26-SPG		•
単語およびオリゴ語		679
3Sialyllactose	NeuAcci2j3Caip1,4cic	516
6'-Sialyllactose		. 114
3'-Sialyl-N-acetyllactosamine		88.7
6'- Sialyl-N-acetyllactosamine	_	13.9
3'-Sialylgalactose	NeuAcc2,3Gal	2.0
6'-Sialylgalactose	NeuAcc2,6Gal	0
N-Acetylneuraminic acid	NeuAc	0
Coloctore		

[0048]

PA-ST8Sia VIはGM4, GM3, GD1a, GT1b, GM1b, GSC-68, 2,3-SPG, 2,6-SPGなど、非還元末端にNeuAc α 2,3(6) Gal-という構造をもつ糖脂質に対して活性を示した。このうちGM3を基質とした場合、その反応産物は α 2,3-, α 2,6-結合で結合しているシアル酸を特異的に切断するシアリダーゼ(NANase II)では導入シアル



酸が切断されなかったが、 α 2,3-, α 2,6-, α 2,8-, α 2,9-結合で結合しているシアル酸を特異的に切断するシアリダーゼ(NANase III)では、導入シアル酸が切断された(図3A)。またこの反応産物は抗GD3モノクローナル抗体KM641を用いたTL C免疫染色(Saito, M. et al. (2000) Biochim. Biophys. Acta 1523, 230-235)によって α 2,8結合を介してシアル酸が導入されたGD3であることが確認されたことから(図3B)、PA-ST8Sia VIはシアル酸を α 2,8-の結合様式で転移することが明らかになった。

[0049]

一方、糖タンパク質を基質とした場合(表1)、PA-ST8Sia VIはO型糖鎖のみを含有するBSMに対して最も高い活性を示した。O型糖鎖、N型糖鎖を含有するFet uin、N型糖鎖のみを含有するOvomucoidに対しても活性を示したが、Ovomucoid に対する活性はO型糖鎖を含むタンパク質に比べると低かった。なお、PA-ST8Sia VIはアシアロ糖タンパク質に対しては全く活性を示さなかった。また単糖およびオリゴ糖を基質とした実験により(表1)、PA-ST8Sia VIが基質として認識する最小糖鎖単位はNeuAcα2,3(6)Galであることが明らかになった。

[0050]

Fetuinを基質としたとき、PA-ST8Sia VIによってあらたに導入されたシアル酸の大部分はO型糖鎖に取り込まれていることがN-glycanase処理によって明らかになった(図4)。すなわちPA-ST8Sia VIを用いてFetuinを[¹⁴C]-NeuAcでシアル化し、これをN型糖鎖をペプチド部分から遊離するN-glycanaseで処理すると、大部分(82.7%)の放射活性はこのFetuinに保持されたままであった。このことはPA-ST8Sia VIによって導入されたシアル酸の大部分はO型糖鎖に取り込まれたことを示す。一方、N型糖鎖を基質とするST8Sia IIIを用いて同様の実験を行ったところ、放射活性は完全に消失した。

[0051]

さらにPA-ST8Sia VIの基質特異性および選択性を明らかにするため、BSMとGM3に対するKm値、Vmax値を求めた。BSMに対してはKm値=0.03 mM, Vmax値=23.8 pmo 1/h/(ml酵素液)で、Vmax/Km値は793であった。一方、GM3に対してはKm値=0.5 mM, Vmax値=0.67pmo1/h/(ml酵素液)で、Vmax/Km値は1.34であった。以上の結果は



、PA-ST8Sia VIにとってO型糖鎖が糖脂質やN型糖鎖よりはるかに好ましい基質であることを示しており、このことはST8Sia VIが従来のα2,8-シアル酸転移酵素とは異なる基質特異性を有することを意味する。

[0052]

【発明の効果】

本発明により新規酵素として〇-glycan α 2,8-シアル酸転移酵素、および該酵素の活性部分を有し細胞外に分泌される新規蛋白質が提供される。本発明の酵素および蛋白質は、〇-glycan α 2,8-シアル酸転移酵素活性を有するので、例えば、蛋白にヒト型の糖鎖を導入する試薬として有用である。また、本発明の〇-glycan α 2,8-シアル酸転移酵素は、ヒトに特異的な糖鎖を欠く遺伝性疾患の治療のための医薬として有用である。さらに、本発明の〇-glycan α 2,8-シアル酸転移酵素は、癌転移抑制、ウイルス感染防止、炎症反応抑制、神経組織賦活作用を目的とする医薬としても用いることが可能である。さらにまた、本発明の〇-glycan α 2,8-シアル酸転移酵素は、薬剤等にシアル酸を付加することにより生理作用を増加させるための研究用試薬などとして有用である。

[0053]

【配列表】

SEQUENCE LISTING

<110> RIKEN

<120> Sugar chain synthetase

<130> A21046A

<160> 8

[0054]

<210> 1

<211> 398

<212> PRT

<213> Mouse

<400> 1

Met Arg Ser Gly Gly Thr Leu Phe Ala Leu Ile Gly Ser Leu Met Leu



																_	_	
1				5							0						5	
Leu	Leu	Leu	Leu	Arg	Me	t L	eu '	Trp	Cys	Pr	0	Ala	Asp	Ala	Pro	Αl	a A	rg
			20						25						30			
Ser	Arg	Leu	Leu	Met	t Gl	u G	1 y	Ser	Arg	G 1	lu .	Asp	Thr	Ser	Gly	Tł	ır S	Ser
		35	ı					40						45				
Ala	Ala	Leu	Lys	Th	r Le	u I	rp	Ser	Pro	Tl	hr	Thr	Pro	Val	Pro	Aı	rg :	[hr
	50						55						60					
Arg	Asn	Ser	Thi	г Ту	r Le	u A	Asp	Glu	Lys	T	hr	Thr	Gln	Ile	Thr	G	lu I	Ĺys
65						0						75						80
Cys	Lys	Ası	Le	u G1	n Ty	r	Ser	Leu	Asn	S	er	Leu	Ser	Asn	Lys	T	hr	Arg
				8	5						90						95	
Arg	Туі	Se	r Gl	u As	p As	p '	Tyr	Leu	Glr	ı T	hr	Ile	Thr	Asr	110	e G	ln	Arg
			10						105						110			
Cys	Pro	Tr	p As	n Ar	g G	l n	Ala	Glu	Gli	u T	yr	Asp	Asn	Phe	e Ar	g A	la	Lys
•		11		•				120						12				
Lei	1 A1:	a Se	r Cy	s Čy	s A	sp	Ala	Ile	Gl:	n A	sp	Phe	Val	۷a	l Se	r (lln	Asn
	13	0					135	ı					140)				
Ası	ı Th	r Pr	o Va	1 G	ly T	hr	Asn	Me	t Se	r]	Гуr	Glu	ı Val	G1	u Se	r I	_ys	Lys
145	5				1	50						155	5					160
His	s Il	e Pr	o I	le A	rg G	lu	Asn	11	e Ph	e l	His	Me	t Phe	e Pr	o Va	1 :	Ser	Gln
					65						170						175	
Pr	o Ph	ie Va	al As	sp T	yr P	ro	Туі	Ás	n G1	n 1	Cys	s A1:	a Va	l Va	1 G1	y	Asn	Gly
				80						35 _.					19		•	
G1	у []	e L	eu A	sn L	ys S	er	Let	и Су	s G	lу	Ala	a Gl	u Il	e As	sp L	ys	Ser	Asp
			95					20						20				
Ph	e Va	al P	he A	rg (ys I	\sn	Le	u Pr	o P1	ro	Ile	e Th	r Gl	y Se	er A	la	Ser	Lys
		10					21						22					
As			ly S	er I	ys ([hr	As	n Le	eu V	a l	Th	r Va	l As	n P	ro S	er	Ile	e Ile
22						230						23						240



7																
Thr	Leu	Lys	Tyr	Gln	Asn	Leu	Lys	Glu	Lys	Lys	Ala	Gln	Phe	Leu	Glu	
				245					250					255		
Asp	Ile	Ser	Thr	Tyr	Gly	Asp	Ala	Phe	Leu	Leu	Leu	Pro	Ala	Phe	Ser	
			260		•			265					270			
Tyr	Arg	Ala	Asn	Thr	Gly	Ile	Ser	Phe	Lys	Val	Tyr	Gln	Thr	Leu	Lys	
		275					280					285				
Glu	Ser	Lys	Met	Arg	Gln	Lys	Val	Leu	Phe	Phe	His	Pro	Arg	Tyr	Leu	
	290					295					300					
Arg	His	Leu	Ala	Leu	Phe	Trp	Arg	Thr	Lys	Gly	Val	Thr	Ala	Tyr	Arg	
305					310					315					320	
Leu	Ser	Thr	Gly	Leu	Met	Ile	Ala	Ser	Val	Ala	Val	Glu	Leu	Cys	Glu	
				325					330					335	ı	
Asn	Val	Lys	Leu	Tyr	Gly	Phe	Trp	Pro	Phe	Ser	Lys	Thr	Ile	Glu	Asp	
			340)				345					350)		
Thr	Pro	Leu	Ser	His	His	Tyr	Tyr	Asp	Asn	Met	: Leu	Pro	Lys	His	Gly	
		355	,				360)				365	j			
Phe	His	s Glr	Met	t Pro	Lys	s Glu	ı Tyr	Ser	Glr	n Met	t Lei	ı Glr	Let	ı His	Met	
	370)				375	5				380) ·				
Arg	G1;	y Ile	e Let	ı Lys	s Le	u Gli	n Phe	e Sei	Lys	s Cys	s Glu	ı Thi	Ala	a		
385	5				39	0				39	5					
[0 0	5 5]	l					•								
<21	L 0> :	2		•												
<2	11>	3166														
<2 :	12>	DNA			•											
<2	13>	Mous	e				•									
<4	00>	2														
cg	gagc	ggcg	agt	cggt	gcc	gccc	gggc	tg c	gctt	cgcc	c cg	gcag	cttt	ggC	ggcg	agg
ac	gccc	gtgg	ctc	agg	atg	aga	tcg	ggg	ggc	acg	ctg	ttc	gcc	ctc	ata	

60

109

Met Arg Ser Gly Gly Thr Leu Phe Ala Leu Ile



•					1			5	5]	10			
ggc	agc	ctg	atg	ctg	ctg	ctc	ctc	ctg	cgt	atg	ctc	tgg	tgc	cca	g	сс	157
Gly	Ser	Leu	Met	Leu	Leu	Leu :	Leu !	Leu .	Arg	Met	Leu	Trp	Cys	Pro	A	la	•
			15					20					25				
gac	gcg	cct	gcc	cgc	tcc	agg	ctg	ttg	atg	gag	gga	agc	aga	gag	g	ac	205
Asp	Ala	Pro	Ala	Arg	Ser	Arg	Leu	Leu	Met	Glu	Gly	Ser	Arg	Glu	ı A	sp	
		30					35					40				•	
acc	agt	ggt	acc	tca	gct	gca	ctg	aag	aca	ctc	tgg	agc	ccg	aca	a a	ıcc	253
					Ala												
	45					50					55						
ccg	gta	cca	cgc	acc	agg	aac	agc	aca	tat	ctg	gat	gag	aag	ac	a a	acc	301
Pro	Val	Pro	Arg	Thr	Arg	Asn	Ser	Thr	Tyr	Leu	Asp	Glu	Lys	s Th	r '	Thr	
60					65					70						75	
caa	ata	aca	gag	aaa	tgc	aaa	gat	ctg	caa	tat	ago	ttg	g aa	c tc	t	tta	349
Gin	Ile	Thr	Glu	Lys	Cys	Lys	Asp	Leu	Gln	Tyr	Ser	Lei	1 AS	n Se	r	Leu	
				80)				85	i				9	0		
tct	aac	aaa	a ace	g aga	a cgg	tac	tct	gag	gat	gac	tac	cte	c ca	gac	c	atc	397
Ser	: Ası	n Lys	s Thi	r Arg	g Arg	Tyr	Ser	Glu	Asp	Asp	Ту	. Le	u G1	n Th	ır	Ile	
			98	5				100)				10	5			
aca	a aa	c at	a ca	g aga	a tgo	cca	ı tgg	aac	cgg	g caa	a gc	a ga	a ga	a ta	at	gac	445
Thi	r Ası	n Il	e Gl	n Ar	g Cys	s Pro	Trp	Asn	a Arg	g G1:	n Al	a Gl	u Gl	u T	yr	Asp	
		11	0				115	5				12	0				
aa	t tt	t ag	a gc	a aa	a cta	g gc1	t tco	c tgt	t tg	c ga	t gc	c at	t ca	ıa g	ac	ttc	493
As	n Ph	e Ar	g Al	a Ly	s Le	u Ala	a Sei	r Cys	s Cy	s As	p Al	a [l	e G	ln A	sp	Phe	
	12	5				13	0				13	5					
gt	g gt	t to	c ca	g aa	c aa	c ac	t cc	a gt	g gg	g ac	t aa	c at	ga	gc t	ac	gag	541
۷a	.1 Va	ıl Se	er Gl	n As	n As	n Th	r Pr	o Va	1 G1	y Th	r As	n Me	et S	er T	yr	Glu	
14	.0				14	5				1	.50					. 155	
gt	g g2	ia as	c aa	ıg aa	a ca	c at	с сс	c at	t cg	a ga	ig aa	ac a	tt t	tc	ac	atg	589



Val (Glu	Ser	Lys	Lys	His	Ile	Pro	Ile	Arg	Glu	Asn	Ile	Phe	His	Met	
				160	•				165					170		
ttt	cca	gtg	tcg	cag	cct	ttt	gtg	gac	tat	ccc	tat	aac	cag	tgt	gca	637
Phe	Pro	Val	Ser	Gln	Pro	Phe	Val	Asp	Tyr	Pro	Tyr	Asn	Gln	Cys	Ala	
			175					180					185			
gtg	gtt	ggt	aat	ggg	gga	att	ctc	aac	aag	tct	ctc	tgc	gga	gca	gaa	685
Val	Val	Gly	Asn	Gly	G1 y	[le	Leu	Asn	Lys	Ser	Leu	Cys	Gly	Ala	Glu	
		190					195					200				
att	gat	aaa	tct	gac	ttc	gtc	ttc	agg	tgt	aac	ctc	ccc	cca	ato	aca	733
Ile	Asp	Lys	Ser	Asp	Phe	Val	Phe	Arg	Cys	Asn	Leu	Pro	Pro	Ile	Thr	
	205					210					215					
ggg	agc	gct	agt	aaa	gat	gtt	gga	agc	aaa	aca	aat	ctt	gtg	act	gtc	781
G1 y	Ser	Ala	Ser	Lys	Asp	Val	G1y	Ser	Lys	Thr	Asn	Leu	Val	Thi	· Val	•
220					225					230					235	
aat	ccc	agc	att	ata	acc	ctg	aag	tac	cag	aat	ttg	aag	gag	aag	g aaa	829
Asn	Pro	Ser	Ile	Ile	Thr	Leu	Lyș	Tyr	Gln	Asn	Leu	Lys	Glu	ı Ly:	s Lys	3
				240)				245	i				25	0	
gca	cag	ttt	ttg	gag	gac	ato	tco	acc	tat	gga	gat	gca	tto	ct	c cto	877
Ala	Glr	n Phe	e Let	ı Glu	ı Asp	Ile	e Ser	Thr	Tyr	G13	/ Asp	Ala	. Phe	e Le	u Lei	1
			255	5				260)				26	5		
ctg	cca	a gca	a tti	t tc	c ta	t cgs	g gc	aac	aca	a ggo	ato	tc1	t tt	t aa	a gto	925
Leu	Pro	o Ala	a Phe	e Sei	r Ty	r Ar	g Ala	a Ası	Thi	r Gly	y Ile	Sei	r Ph	e Ly	s Va	I
		270	C				27	5				280	0			
tac	ca	a ac	a ct	c aa	a ga	g tc	a aa	a ata	g ag	g caa	a aag	g gt	t ct	c tt	c tt	c 973
Tyr	G1:	n Th	r Le	u Ly	s Gl	u Se	r Ly	s Me	t Ar	g Gl	n Lys	s Va	l Le	u Ph	e Ph	е
	28	5				29	0				29	5				
cat	t cc	c ag	g ta	c ct	g ag	a ca	c ct	c gc	t ct	t tt	c tg	g ag	a ac	t aa	ıa gg	g 1021
His	s Pr	o Ar	д Ту	r Le	u Ar	g Hi	s Le	u Al	a Le	u Ph	e Tr	p Ar	g Th	r Ly	ys Gl	У
300	1				30	5				31	0				31	5

诗2002-021159

				cgc												1069
Val	Thr	Ala	Tyr	Arg	Leu	Ser	Thr	Gly	Leu	Met	Ile	Ala	Ser	Val	Ala	
				320					325					330		
gtg	gaa	ctg	tgt	gaa	aac	gtg	aag	ctc	tac	gga	ttc	tgg	cct	ttc	tct	1117
Val	Glu	Leu	Cys	Glu	Asn	Val	Lys	Leu	Tyr	Gly	Phe	Trp	Pro	Phe	Ser	
			335					340					345			
aag	act	atc	gaa	gac	acc	cca	ctc	agt	cac	cac	tac	tat	gat	aac	atg	1165
Lys	Thr	Ile	Glu	Asp	Thr	Pro	Leu	Ser	His	His	Tyr	Tyr	Asp	Asn	Met	
		350					355					360				
tta	cct	aag	cat	ggt	ttc	cac	cag	atg	cct	aaa	gaa	tac	agc	caa	atg	1213
Leu	Pro	Lys	His	Gly	Phe	His	Gln	Met	Pro	Lys	Glu	Tyr	Ser	Gln	Met	
	365				•	370					375					
ctc	cag	ctc	cat	atg	aga	gga	atc	ctc	aaa	ctg	caa	ttc	ago	aaa	tgt	1261
															Cys	
370					385					390					395	
gaa	acg	gct	taa	ı cgt	ttct	tag	aagg	gaga	ataa	ittte	ag g	gaggt	ggag	gt		1310
		Ala										•				
		398	3													
gga	tgts			catci	tcc a	aaaa	agcca	aa ta	ıgaaı	gaagg	g ca	caga	gaaa	gcat	tgaatta	1370
															gcagcct	

caaaggcgct ctcccacttg tctagaccaa agccaccgc ccccactcac tttgcagcct 1430 ccacgagtca ctcattctca ccttcaacgt tctttctctg agaatagaga ccaaaacatc 1490 agacttggat aagtaaaatg agataatttt tcaaatcatc atagaatttg atttgagcca 1550 gggtctctca gaatgcttcc ttgttcctat ccatgatagc cattcccacc tttatcagag 1610 tggtaatgaa actgtgcaat tgtgccaaag accctttctg aagagaatgt ctgaatcatg 1670 cgccgagttt ttacacacag ctcttccttt ataaataaat ccttcccatt ctccctcta 1730 gtagagtaca gaaacaaaat acccttgatg attcaggaag aaaagtcttt tttacttagc 1790 aatgtgcctg cttctgattc agttcgcttg tgacattaag ctgggttggg gttttggttg 1850 gatttgggc gtttcttcac ttcttttgtc tatattttcc ttacctttat cagtttgat 1910 tcgagcttcc tgctttggga ttctgcaatt ctctcccac ctgacaggat caactcaatg 1970



acataaagta gttcaaacat ccattgcttc tcacatgttt tatccataaa gttactcatc 2030 tgattttatt taaaatagtg aacatctact tgatatcaga cccgaggacc atcctccatt 2090 ggagaatatg aagatattgt cactggcaga aaagcaggtg tgtgccatta attgataaga 2150 taccacaagc atcatcatgc cagttatgaa cacagtgctg aaaggatcat agacaggggt 2210 ggttaaatct gatcccagta gaataaactt cagtgtacct atttcaggga agagttaatt 2270 tcacaattaa aactagtaaa tgaaccaatt cttaggcaca ttaagtggat tctgagtaaa 2330 agaaagggaa cagcaggaga aagctgttcg cttggttctg attacccaaa tgagcatgct 2390 ggaaggaggt tgtgaggcta cgctaaaacc tctgcgtagg gagagagtac agtgcatgag 2450 tgtggcggct tttgtccaca ctcgtgaagg gtgagtaatt cagagccaat cacatcacaa 2510 ggatggacac acctaactca tcacttcagg gggagatgaa tgctttcatg agaaattaca 2570 ctcataagct aagcatcagt tttgagtaaa atttgagtag atgttaaata tgaacatttt 2630 atacctctta ctaatgtccc accgacacct tttaatgtaa gcacatttat ttattaagtt 2690 acttgacatt aaatgcttat gtctgtatat tctgttcatc catcgatttt cccaaaaagt 2750 aagagcatag gagatgaggc ctacatgcca agaaaactat aaattttact ctttaattct 2810 tacttgagcc agcttgttgt ttatcaagtg cttttttgaa gagacagcac cctgtgaatt 2870 cttcattctg atacagtgtc accttgtatt taacatttgt aatgttgttt caagtttaca 2930 tetettteat tettttatag caaatcaaac gtattagett cagaaattta teagaagtte 2990 ttttcttctg atgaatagag gctcttttat gctgctgcta atgaacctaa ttagctttaa 3110 attatctcct agcaacattg gtcacgtttc aatcatgcta ttagcaaaaa aaaaaa 3166

[0056]

<210> 3

<211> 20

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Synthetic DNA

<400> 3

cttttctgga gaactaaagg

20

```
[0057]
<210> 4
<211> 20
<212> DNA
<213> Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Synthetic DNA
<400> 4
                                      20
aattgcagtt tgaggattcc
 [0058]
<210> 5
<211> 20
<212> DNA
(213) Artificial Sequence
<220>
<223> Description of Artificial Sequence: Synthetic DNA
<400> 5
                                       20
tggctcagga tgagatcggg
 [0059]
<210> 6
 (211) 22
 <212> DNA
 <213> Artificial Sequence
 <220>
 <223> Description of Artificial Sequence: Synthetic DNA
 <400> 6
                                       22
 tactagcgct ccctgtgatt gg
 [0060]
 <210> 7
```

<211> 30

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Synthetic DNA

<400> 7

tgctctcgag cccagccgac gcgcctgccc

30

[0061]

<210> 8

⟨211⟩ 30

<212> DNA

<213> Artificial Sequence

<220>

<223> Description of Artificial Sequence: Synthetic DNA

<400> 8

tattctcgag ctaagaaacg ttaagccgtt

30

【図面の簡単な説明】

【図1】

図1は、ST8Sia VI cDNAの塩基配列と予測アミノ酸配列を示す。膜貫通ドメインは下線、シアリルモチーフLは二重線、シアリルモチーフSは破線で示してある。シアリルモチーフVSで保存されているヒスチジンとグルタミン酸は四角で囲ってある。N型糖鎖が結合すると予想されるアスパラギンには上線を付してある。

【図2】

図2は、マウスシアル酸転移酵素ST8Sia I, ST8Sia V, ST8Sia VIのアミノ酸配列の比較を示す。各シアル酸転移酵素間で保存されているアミノ酸は四角で囲ってある。シアリルモチーフLは二重線で、シアリルモチーフSは破線で示してある。シアリルモチーフVSで保存されているヒスチジンとグルタミン酸にはアスタリスクを付してある。

【図3】



図3は、PA-ST8Sia VIによりGM3に導入されたシアル酸の結合様式の解析と、 その反応産物のTLC免疫染色を示す。

A. PA-ST8Sia VIによりGM3を $[^{14}C]$ -NeuAcでシアル化し、それを α 2,3-, α 2,6 -結合特異的なシアリダーゼ (NANase II)、 α 2,3-, α 2,6-, α 2,6-, α 2,8-, α 2,9-結合特異的シアリダーゼ (NANase III) で処理した反応産物をHPTLCで展開した結果を示す。

B. GM3をPA-ST8Sia VIによりシアル化した反応産物のTLC免疫染色の結果を示す。レーン1, GD3 (1 μ g); レーン2, GM3 (1 μ g); レーン3, 反応産物。抗GD3 モノクローナル抗体KM641およびPeroxidase-conjugated anti-mouse IgG + IgM (H+L)で反応させた後、ECLで発色した。

【図4】

図4は、ST8Sia IIIまたはST8Sia VIによって [14 C]-NeuAcを取り込ませたFetu inをN-glycanaseで処理した結果を示す。

[14C]-NeuAcを取り込ませたFetuinをN-glycanaseで処理し、SDS-PAGEで解析後、BAS2000ラジオイメージアナライザーで可視化した。



【書類名】

図面

【図1】

1)		o in	00	0 11	O N	0 80	0 11	ō iu	0.00	8 <u>u</u>	Ö iü	
6	2 4	300 75	400 108	500 1 42	600 175	700	800 242	900	1000 308	342	1200 375	
	GCCCTCATAGGCAGCCTGATGCTGCTCCTCCTGCGTATGCTCTGGTGCCCAGCCGACCGCCTGCCCGCTCCAGGCTGTTGATGGAGGGAAGCAGAGAAGCAAAG	AGGACACCAGTGGTACCTCAGCTGCACACTCTGGAGCCCGACAACCCGGTACCACGCACCAGGAACAGCACATATCTGGATGAGAAGACAAC D T S G T S A A L K T L W S P T T P V P R T R N S T Y L D E K T T T	CCAAATAACAGAGAAATGCAAAGATCTGCAATATAGCTTGAACTTTTATCTAACAAAAAGGGGGTACTCTGAGGATGACTACCTCCAGACCATCACA Q I T R $^{\circ}$ Y S E D D Y L Q T I T Q I T T	AACATACAGAGATGCCCATGGAACCAGCAAGCAGAATATTTAGAGCAAACTGGCTTCCTGTTGCGATGCCATTCAAGACTTCGTGGTTT NIQRCPNACCCATGGAACCAGCAAGCAAGAATATTTAGAGCAAAACTGGCTTCCTGTTGCGATGCCATTCAAGACTTCGTGGTTT	cccagaacaacactccagtgggactaagctacgaggtggaaagcaagaacaacaccccattggagagaacatttccacatgrtccagtgtc $_{ m Q}$ $_{ m N}$ n t p v g t $_{ m N}$ m s y e v e s k k h i p i r e n i f h m f p v s	GCAGCCITTIGTGGACTATCCCTATAACCAGTGGTGGTGGTAATGGGGGAATTCTCAACAAGTCTCTCTGGGGAGCAGAAATTGATAAATCTGAC Q P F V D Y P Y N Q C A V V G N G G I $\overline{ m L}$ $\overline{ m N}$ K S $\overline{ m L}$ C G A $\overline{ m B}$ I D K S D Q P F V D Y P Y N Q C A V G N G G I $\overline{ m L}$ $\overline{ m N}$ K S $\overline{ m L}$ C G A $\overline{ m B}$ I D K S D	TICGICTICAGGIGIAACCICCCCAATCACAGGGGGCGCTAGTAAAGAIGIIGGAAGCAAAACAAACTTIGIGAATCCTGGAATCCCAGCATTATAACCC FVFRCNLPPPITGS SASKDVGSSAAAKD TVNLVTVN	TGAAGTACCAGAATTTGAAGAAGAAGAAGAAGTTTTTGAAGAAATCTTCCACCATGAAGAAGAAGAAGAATTTTCCTATCGGGCAATTTTCCTATCGGGC K Y Q N L K E K K A Q F L E D I S T Y G D A F L L L P A F S Y R A	CAACACAGGCATCTCTTTTAAAGTCTACCAAACACTCAAAAAATGAGGCAAAAGGTTCTTCTTCCATCCCAGGTACCTGAGACACCTCGCT N T G I S F K V Y Q T L K E S K M R Q K V L F F H P R Y L R H L A	CFFTFCTGGAGAACTAAAGGGGTGACTGCATACCGCTTGTCCACAGGCTTGATGATGCTAAGTGCTGTGGAACTGTGTGAAAACGTGAAAGCTCTACG	GATTCTGGCCTTTCTCTAAGACTATCGAAGACACCCCACTCAGTCACCACTATGATAACATGTTACCTAAGCATGGTTTCCACAGATGCCTAAAGA	

1300 398 1400 1500 ATGTGAAACGCTTAACGTTTCTTAGAAGGAGAATAATTTCAG C E T A * ATACAGCCAAATGCTCCAGCTCCATGCAATCCTCAAACTGCAATTCAGCAAA Y S Q M L Q L H M R G I L K L Q F S K ď

1

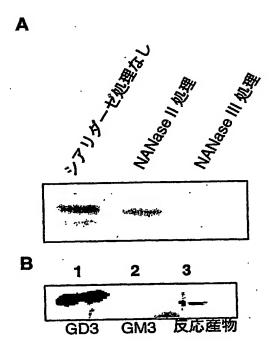


[図2]

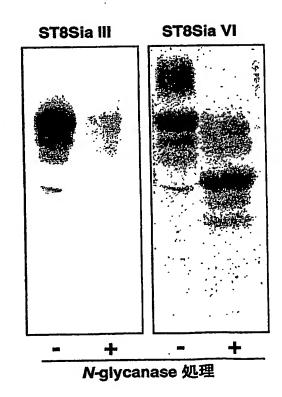
31 59 48	66 119 105	117 179 165	176 239 225	23 29 28 48 84	295 358 344	355 412 398
Ms-eccentaliersh	SAIC-VVVLCWLY-IFHV-YH-DPNEKEIVQG-VDAGRTA TGIFNDSDSPTEONITGSSGRYFEFYREHLEFNSTHCIELRGEIJEVKVISMVRGSETFE AAI-KTLWSPTTPVPRTRNGTYLD-EMTTQITEKCKDDQYSLNSDSNKTRRYSEDDYD-Q	-Wrt-nog-aslfromedccdpahibamikmnshmdksilwydgbliysffid rwksigidramgaseaslfkstiisrcqnapnflftgrotegtniryevetnirgens titnigropmrodebydnegakhibasccdaiodbvysdnntpygtnmsyeveskkhipir	NSTYSIFFQATF-FQLFIKKCAVVGNGGILKMSGQARQITBPNFVMRCNLPFLGSEYTRT QEIFKMFFKEMFYYRSOFKKCAVVGNGGILKNSGCGKETNSADFVFRCNLPFISGILTTT ENIFHMFFVSQFFVDYFYNQCAVVGNGGIINKSLCGAEITKSDFVFRCNLPPJTGSASKD	VGSKTOLVTANPSI TRORHENI – LWSHKKHVDNMKIYNHSYIYMPAFSMKTGTEPSIRVY VOEKTDWYTVNPSI TIDREHKUEKW-BRPFSVLORYENASVLIPAFYNVRNTLVSFRYK VGSKTNLVTVNPSI TIKYONIKE-KKAOHLEDISTYGDAFILLPAFSYRANTGTSHKVY	YTLKIVGANGTVLHANHNFLHNIGKEWKBRGIHAKRLSTGIFLVSAAIGLCEEVSIYGFW MMIDIFOSRGHVYFFHHQYISSVSRYWIGLGVRARHISTGISLVTAALELCEEVHIFGFW QTLKESKMRGKVLFFHHRYLHHLAIFWRTKGVTAYRLSTGIMIAGVAVELCHNVKLYGFW	PFSVNMOGDPISHHYYDNVLHFSQYHAMHBBFLQLWYLHKIGALHMGLDFCBEPSPQPTS ARPMNPSGFFIJTHHYYDNVKPRFGFHAMHSBIFTFITRMHSRGILHVHTGTG-NCC PFSKTIEDTBLSHHYYDNMLPRHGFHOMBKBYSGMUQLHMRGIIKLGFSKCFTA
ਜਜਜ	32 60 49	67 120 106	118 180 166	177 240 226	236 299 285	296 359 345
ST8Sia I ST8Sia V ST8Sia VI	ST8Sia I ST8Sia V ST8Sia VI	ST8Sia I ST8Sia V ST8Sia VI	ST8Sia I ST8Sia V ST8Sia VI	ST8Sia I ST8Sia V ST8Sia VI	ST8Sia V ST8Sia V ST8Sia VI	ST8Sia I ST8Sia V ST8Sia VI



【図3】



【図4】





【書類名】 要約書

【要約】

【課題】 〇型糖鎖に対し高い活性を示す新規な〇-glycan α 2,8-シアル酸転移酵素を提供すること。

【解決手段】 以下の基質特異性および基質選択性を有することを特徴とする、 O-glycan α2,8-シアル酸転移酵素。

基質特異性:末端に $Sia\alpha2,3(6)$ Gal (ここで、Siaはシアル酸を示し、Galはガラクトースを示す)構造をもつ糖を基質とする;

基質選択性:糖脂質およびN型糖鎖よりも優先的にO型糖鎖に対してシアル酸を取り込ませる:

【選択図】 なし



出願人履歴情報

識別番号

[000006792]

1. 変更年月日 1990年 8月28日

[変更理由] 新規登録

住 所 埼玉県和光市広沢2番1号

氏 名 理化学研究所

This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning Operations and is not part of the Official Record

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:

| BLACK BORDERS |
| IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES |
| FADED TEXT OR DRAWING |
| BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING |
| SKEWED/SLANTED IMAGES |
| COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS |
| GRAY SCALE DOCUMENTS |
| LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT |
| REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY |

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

OTHER:

As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.